

## بهینه‌سازی تولید رنگدانه نارنجی توسط قارچ موناسکوس پورپورئوس از ضایعات خرما به

## روش سطح پاسخ

فاطمه بخشی<sup>۱</sup>، مهشید جهادی<sup>۲\*</sup>

۱. دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، واحد اصفهان (خوارسگان) دانشگاه آزاد اسلامی اصفهان، ایران.

۲. گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، واحد اصفهان (خوارسگان) دانشگاه آزاد اسلامی اصفهان، ایران.

<sup>\*</sup>نویسنده مسئول: m.jahadi@khusif.ac.ir

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۶/۰۹/۰۸

تاریخ دریافت: ۱۳۹۶/۰۲/۲

## چکیده

رنگدانه تولید شده توسط قارچ موناسکوس به دلیل توانایی بالای تولید رنگدانه‌های متفاوت از نظر رنگ و ثبات شیمیایی از توجه ویژه‌ای برخوردار است. در این تحقیق تولید رنگدانه نارنجی توسط موناسکوس پورپورئوس PTCC 5303 در شرایط تخمیر در حالت غوطه‌وری با استفاده از خرمای ضایعاتی انجام پذیرفت. عوامل موثر غلظت قند خرما (۲۰-۶۰ گرم بر لیتر)، نمک (۱۲-۶ درصد) و pH (۶-۹) محیط کشت به منظور بهینه‌سازی تولید رنگدانه نارنجی با استفاده از روش سطح پاسخ طرح مرکب مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که غلظت قند خرما ۲۰ گرم بر لیتر، نمک ۶ درصد و pH برابر ۹ بهترین شرایط برای تولید رنگدانه نارنجی (۶/۷ واحد جذب نوری) می‌باشد. در بهینه شرایط تولید، بیشترین بازده تولید رنگدانه نارنجی، راندمان تولید بیومس، راندمان تبدیل سوبسترا و راندمان تخمیر به ترتیب (OD)  $0.24 \pm 0.05$  و  $(g/l.day) 6.24 \pm 0.82$  و  $(g/l) 5/36$  می‌باشد. با توجه به نتایج محیط کشت خرما می‌تواند به عنوان منبع کربن در تولید رنگدانه نارنجی توسط قارچ موناسکوس پورپورئوس مورد استفاده قرار گیرد.

**واژگان کلیدی:** خرما، رنگدانه نارنجی، روش سطح پاسخ، طرح مرکب مرکزی، موناسکوس پورپورئوس.

## مقدمه

است. بیش از هزار رنگ متنوع در قارچ‌ها موجود می‌باشد که در موجودات دیگر یافت نمی‌شوند و یا به میزان بسیار ناچیز وجود دارند که از جمله می‌توان به رنگ‌های اختصاصی تولید شده توسط بعضی از سویه‌های قارچ موناسکوس اشاره کرد. رنگ‌های تولید شده توسط این قارچ از ۲۸۰۰ سال پیش در کشورهای جنوب شرقی آسیا و به خصوص در چین به دلیل خواص خوراکی، داروئی، بهداشتی و آرایشی مورد استفاده قرار می‌گیرد. Dominguez-Espinosa and Webb, 2003 استفاده از تخمیر حالت جامد تولید می‌شوند، اما تخمیر غوطه‌وری جایگزین مناسبی است که تولید بسیاری از متابولیت‌های ثانویه را به همراه دارد. در تخمیر غوطه‌وری کنترل فرایند آسان‌تر است که زمان و هزینه تخمیر را

امروزه به دلیل نگرانی‌های مصرف کنندگان در مورد ترکیبات شیمیایی، تمایل روزافرونه به استفاده از مواد غذایی طبیعی در صنایع غذایی وجود دارد. از آنجا که رنگ‌های شیمیایی اثرات نامطلوبی بر سلامتی دارند، متخصصین مواد غذائی مانند گذشته‌های دور به دنبال استفاده مجدد و علمی تر از رنگ‌های طبیعی هستند. در مقایسه با رنگ‌های استخراج شده از گیاهان و حیوانات، میکرووارگانیسم‌ها منبع جذاب‌تری هستند زیرا صرفه نظر از اینم بودن، آنها محدودیت فصلی ندارند و می‌توانند رنگ را در مقادیر زیاد تولید کنند. همچنین شرایط و استفاده از این رنگ‌ها مطلوب‌تر است (Chen & Johns, 1993; Silveira et al., 2013). در این میان رنگ‌های با منشاء قارچی کاربردهای وسیع و بسیار مهمی در سلامتی، تغذیه و اقتصاد جامعه انسانی داشته

لیتر از سوسپانسیون به طوریکه غلظت اسپور در محیط نهایی  $10^5$  اسپور باشد تلقیح شد و به مدت ۴۸ ساعت در دمای ۳۰ درجه سانتی‌گراد و ۱۲۰ دور در دقیقه گرمانخانه-گذاری گردید (بانشی و همکاران، ۱۳۹۰).

تهیه و تلقیح محیط کشت اصلی محیط کشت تیمارها در سطوح مختلف از ضایعات خرما از نظر میزان قند ( $\text{g/l}$ ) ۲۰-۶۰، درصد نمک (۶-۱۲ درصد) و pH (۶-۹) در قالب طرح RSM تهیه و در دمای ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد، فشار ۱۵ پوند بر اینچ و ۱۵ دقیقه توسط اتوکلاو استریل شد و سپس توسط چند میلی‌لیتر از محیط کشت بذری به طوری که محیط نهایی حاوی  $10^5$  اسپور باشد تلقیح و به مدت ۱۴ روز در دمای ۳۰ درجه سانتی‌گراد و ۱۲۰ دور در دقیقه در انکوباتور شیکردار گرمانخانه-گذاری گردید.

#### اندازه‌گیری رنگدانه

به منظور اندازه‌گیری رنگدانه پس از ۱۴ روز از تلقیح نمونه-های هم حجم محیط کشت اتانول ۹۶ درصد به محیط اضافه شد و به مدت ۱ ساعت در انکوباتور شیکردار ۲۴۰Sher (آفرودوس، ایران) با ۱۸۰ دور بر دقیقه قرار داده شد.

سپس به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۴۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ (سیگما، ۳KCC، آلمان) و با استفاده از کاغذ صافی واتمن شماره ۱ فاز مایع از توده سلولی جدا گردید. برای اندازه‌گیری غلظت رنگدانه ابتدا توسط اسپکتروفتومتر اسکن دار (Unico 2100، نیوجرسی) طول موج بیشینه برای رنگدانه نارنجی مشخص شد. سپس از اسپکتروفتومتر (Unico 2100، نیوجرسی) در طول موج ۴۲۲ برای رنگدانه نارنجی استفاده گردید (Zhang et al., 2013; Durakli- Velioglu et al., 2013

#### اندازه‌گیری توده سلولی

مسیلیوم‌های قارچ در آب دیونایز سانتریفیوژ و سپس با استفاده از کاغذ صافی واتمن (۴۷ میلی‌متر) صاف و بر روی

کاهش می‌دهد. اخیراً تولید این رنگدانه با استفاده از ضایعات کشاورزی مانند برنج، جو، نشاسته، پوست سیب‌زمینی، پوست موز، هویج و پودر ذرت مورد توجه بسیاری قرار گرفته است (Feng et al., 2012)، زیرا استفاده از ضایعات باعث کاهش هزینه تولید شده و از طرفی هزینه تیمار ضایعات را کاهش می‌دهد و آنها را به فراورده‌های با ارزش افزوده تبدیل می‌کند (Silveira et al., 2013). این پروژه با هدف امکان‌سنجی استفاده از خرمای ضایعاتی برای تولید رنگدانه نارنجی توسط کشت موناسکوس پورپورئوس با استفاده از روش سطح پاسخ، طرح ماتریکس مرکب مرکزی انجام شد. متغیرهای ضایعات خرما (۲۰-۶۰ گرم بر لیتر)، درصد نمک (۶-۱۲ درصد) و pH محیط کشت (۶-۹) در سه سطح با استفاده نرم افزار Design expert 7.0.0 تدوین گردید. به طوری که ۲۰ فرمولا‌سیون شامل: ۶ تکرار در نقطه مرکزی (آلfa برابر ۱/۶۲۸) بدست آمد. آزمایشات در شرایط ثابت درجه حرارت ۳۰ درجه سانتی-گراد، سرعت همزدن ۱۲۰ دور بر دقیقه و مدت زمان ۱۴ روز انجام شد.

#### مواد و روش‌ها

##### تهیه سویه

سویه قارچ موناسکوس پورپورئوس از مرکز کلکسیون میکروبی سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران (IROST) (تهران، ایران) خریداری شد. میسیلیوم این قارچ بر روی اسلنت محیط کشت YpSs کشت و نگهداری شد. نمک‌ها و ترکیبات محیط کشت از شرکت مرک خریداری شد.

##### تهیه و تلقیح محیط کشت بذری

محیط کشت بذری مطابق ترکیبات جدول ۱ تهیه و استریل شد. برای تلقیح محیط کشت بذری یک ظرف پتی از کشت ۷-۱۰ روزه که اسپور تشکیل داده بود با آب مقطر استریل شستشو داده شد تا اسپورها جدا شوند و چند میلی-

رنگدانه ۶/۲۴ واحد جذب نوری و ۰/۴۱ واحد جذب نوری به ترتیب در آزمایش‌های شماره ۵ و ۲ مشاهده شده است. آنالیز واریانس و بدست آوردن معادله اولیه برای رنگدانه نارنجی تولید شده به روش غوطه‌وری با استفاده از ضایعات خرما با فرض ثابت بودن همه عوامل در مدل انجام پذیرفت. در عمل برخی از متغیرها به دلیل معنی‌دار نبودن در سطح آماری ۱٪ به صورت مجرد و یا برهمکنش از معادله حذف گردید. به طوریکه متغیرها براساس بزرگی ارزش  $P$  حذف گشته و آنالیز واریانس به صورت گام به گام انجام پذیرفت. این نتایج نشان می‌دهد اثرات خطی غلظت قند خرما، درصد نمک و pH بر میزان تولید رنگدانه نارنجی رابطه معنی‌داری دارند ( $P < 0/1$ ). متغیر مستقل غلظت قند خرما و درصد نمک به صورت مجرد بر تولید رنگدانه نارنجی موثر است ( $P < 0/1$ ). همچنین اثرات متقابل غلظت قند خرما و pH-نمک در شرایط ثابت درجه حرارت ۳۰ درجه سانتی گراد و سرعت همزدن ۱۲۰ دور بر دقیقه و مدت زمان ۱۴ روز بر رنگدانه نارنجی معنی‌دار می‌باشد ( $P < 0/1$ ). مقدار عددی ضریب تبیین (۰/۹۱) نشان می‌دهد فرمول ارائه شده (معادله ۴) در محدوده عددی تحقیق شده قابل اطمینان و با دقتی مناسب می‌باشد. ضریب تبیین نشان دهنده میزان انحراف داده‌ها از مدل رگرسیون خطی است و هرچه مقدار عددی آن به ۱ نزدیکتر باشد تطابق بین نتایج حاصل از آزمون و نتایج پیش بینی شده توسط فرمول ارائه شده بیشتر می‌باشد. بنابراین می‌توان نتیجه گرفت که نتایج بدست آمده با مدل پیشنهادی در محدوده عددی ذکر شده به طور مناسبی سازگار است.

معادله ۴

$$\text{Orang pigment} = +4.81240 - (0.19756A) - (0.14631B) + (1.07828C) + (0.016344AB) - (0.10975BC)$$

$$(pH = C = \text{غلظت قند خرما}, A = \text{درصد نمک})$$

ترازوی دیجیتال وزن گردیدند. سپس تحت درجه حرارت ۷۵ درجه سانتی‌گراد در آون خشک شدند و بازده توده سلولی محاسبه گردید (Velumurugan et al., 2010).

اندازه‌گیری سایر پارامترهای تخمیر

پارامترهای تخمیر از جمله میزان تبدیل سوبسترا (معادله ۱)، راندمان تخمیر (بالاترین میزان رنگدانه به ازای زمان تخمیر) (معادله ۲)، بازده تولید رنگدانه به ازای توده سلولی (معادله ۳) محاسبه شد.

$$\Delta S(\%) = \frac{S_s - S_e}{S_s} \times 100 \quad \text{معادله (1)}$$

$S_e$  = میزان اولیه قند در محیط

$S_s$  = میزان قند باقی‌مانده در محیط

$$P_p = \frac{P_{MAX}}{T_{P_{MAX}}} \quad (\frac{g}{l.day}) \quad \text{معادله (2)}$$

$P_{MAX}$  = بالاترین میزان رنگدانه

$T_{P_{MAX}}$  = زمان تخمیر

$$Y_p = \frac{P_{MAX} - P_s}{X_{MAX} - X_s} \quad (\frac{\text{pigment}}{\text{biomass}}) \quad \text{معادله (3)}$$

$P_{MAX}$  = بالاترین میزان رنگدانه

$P_s$  = میزان رنگدانه در روز اول

$X_{MAX}$  = میزان توده زیستی در محیطی که بالاترین رنگدانه

تولید شده

$X_s$  = میزان توده زیستی در محیط کشت در اولین روز

## نتایج

شرایط تولید رنگدانه نارنجی توسط قارچ موناسکوس پورپورئوس در حالت تخمیر غوطه‌وری با استفاده از روش سطح پاسخ مورد بررسی قرار گرفت. ۲۰ فرمولاسیون حاصل از ترکیب ۳ عامل غلظت قند خرما (A)، نمک (B) و (C) بر میزان رنگدانه نارنجی در مورد بررسی قرار گرفت. به طوریکه فرمولاسیون‌های ۱ تا ۱۴ آزمایشات فاکتوریل و ۱۵ تا ۲۰ آزمون‌های تکرار در نقطه مرکزی می‌باشد. آزمون نقطه مرکزی جهت تخمین خطای در ۶ تکرار انجام پذیرفت. با توجه به نتایج (جدول ۲) بیشترین و کمترین مقدار

جدول ۱\_ ترکیبات یک لیتر محیط کشت بذری

عصاره مخمر	قند خرما	$K_2HPO_4$	$MgSO_4 \cdot 7H_2O$	KCl	$FeSO_4 \cdot 7H_2O$	$NaNO_3$	آب م قطر
۴ گرم	۲۰ گرم	۱ گرم	۰/۵ گرم	۰/۵ گرم	۱۰ میلی گرم	۳ گرم	۱ لیتر

جدول ۲\_ نمایش تاثیر ترکیب‌های مختلف متغیرهای مستقل بر رنگدانه نارنجی

رنگدانه (واحد جذب نوری)	pH	نمک	غلظت قند خرما	آزمایش
۴/۳۰	۶	۶	۲۰	۱
۰/۴۱	۶	۶	۶۰	۲
۱/۷۹	۶	۱۲	۲۰	۳
۰/۸۶	۶	۱۲	۶۰	۴
۶/۲۴	۹	۶	۲۰	۵
۱/۰۰	۹	۶	۶۰	۶
۰/۷۹	۹	۱۲	۲۰	۷
۰/۴۴	۹	۱۲	۶۰	۸
۳/۲۸	۷/۵	۹	۶/۳	۹
۱/۲۷	۷/۵	۹	۷۳/۶	۱۰
۳/۳۳	۷/۵	۳/۹	۴۰	۱۱
۰/۴۴	۷/۵	۱۴	۴۰	۱۲
۲/۱۰	۴/۹	۹	۴۰	۱۳
۲/۵۵	۱۰	۹	۴۰	۱۴
۲/۱۰	۷/۵	۹	۴۰	۱۵
۲/۶۳	۷/۵	۹	۴۰	۱۶
۲/۶۳	۷/۵	۹	۴۰	۱۷
۲/۱۰	۷/۵	۹	۴۰	۱۸
۲/۱۵	۷/۵	۹	۴۰	۱۹
۲/۶۳	۷/۵	۹	۴۰	۲۰

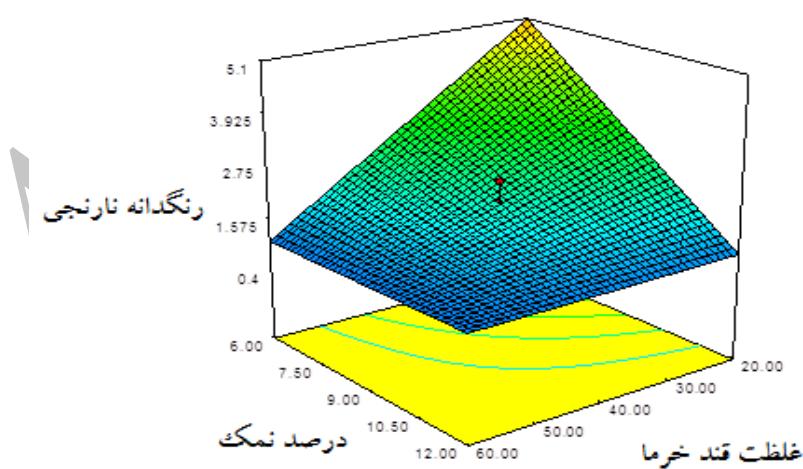
جدول ۳\_نتایج تجزیه واریانس رنگدانه نارنجی

P	F	مجموع مربعات	درجه آزادی	منبع تغییرات
<0/0001	۲۹/۶۲	۳۶/۰۶	۵	مدل
<0/0001	۵۷/۱۴	۱۳/۹۱	۱	غلظت قند خرما(A)
<0/0001	۱۲/۲۵	۵۰/۳۱	۱	نمک(B)
0/۳۳	۱/۰۳	۰/۲۵	۱	(C) pH
<0/0001	۳۱/۶۵	۷/۶۹	۱	AB
0/۰۱۳	۸/۰۱	۱/۹۵	۱	BC
		۳/۴۱	۱۴	خطا باقیمانده ها
0/۰۶۳	۴/۲۶	۳/۰۲	۹	عدم برآزش
		۰/۳۹	۵	خطا کل
		۳۹/۴۷	۱۹	کل

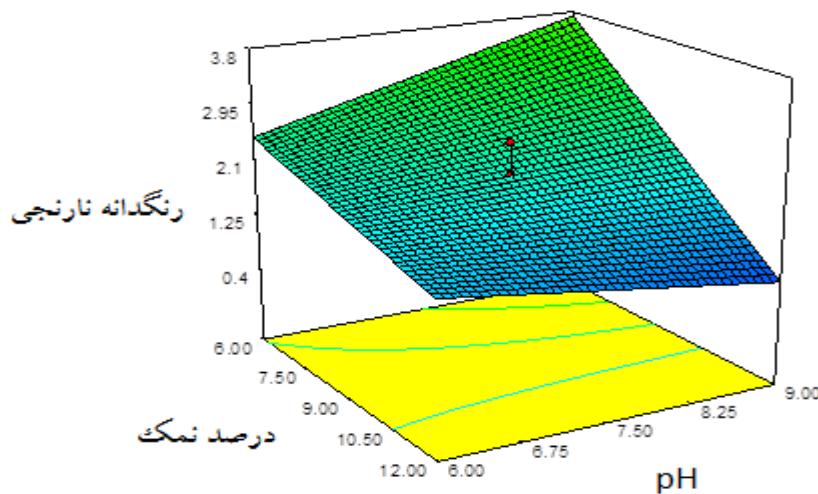
$$R^2 = 0.91, C.V. = 22.89\%$$

تأثیر سطوح مختلف نمک و pH را بر مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت در غلظت قند خرما ۴۰ گرم بر لیتر و شرایط ثابت درجه حرارت ۳۰ درجه سانتی گراد، سرعت همزدن ۱۲۰ دور بر دقیقه و مدت زمان ۱۴ روز نشان می-دهد. منحنی سه بعدی مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت به صورت لبه بالارونده میباشد و با کاهش غلظت قند خرما و کاهش درصد نمک و افزایش pH تولید رنگدانه نارنجی افزایش مییابد.

شکل ۱ تاثیر سطوح مختلف غلظت قند خرما و درصد نمک را بر مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت در شرایط ثابت درجه حرارت ۳۰ درجه سانتی گراد، سرعت همزدن ۱۲۰ دور بر دقیقه و مدت زمان ۱۴ روز نشان میدهد. منحنی سه بعدی مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت به صورت لبه بالارونده میباشد و با کاهش غلظت قند خرما و کاهش درصد نمک تولید رنگدانه نارنجی افزایش مییابد. شکل ۲



شکل ۱\_نمودار سه بعدی تاثیر سطوح مختلف غلظت قند خرما و درصد نمک بر مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت



شکل ۲\_ نمودار سه بعدی تاثیر سطوح مختلف نمک و pH بر مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت

جدول ۴\_ پارامترهای تخمیر در نقطه بهینه تولید رنگدانه نارنجی

پارامترهای تخمیر

میزان توده زیستی	۷/۲ گرم بر لیتر
میزان تبدیل سوبسترا (قند خرما)	۸/۲ درصد
راندمان تخمیر (بالاترین میزان رنگدانه به ازای زمان تخمیر)	۵/۳۶ گرم بر لیتر در روز

۷/۸۷ واحد جذب نوری بود. به منظور بررسی تطابق نتایج عملی با مقادیر تئوری پیش‌بینی شده، آزمایش تأییدکننده در شرایط بهینه انجام شد. تحت شرایط بهینه پیشنهاد شده توسط این تحقیق مقدار متوسط رنگدانه نارنجی تولید شده ۶/۲۴ واحد جذب نوری بdst آمد که نزدیک به مقدار پیش‌بینی شده توسط مدل می‌باشد. بنابراین نتایج نشان می‌دهد مدل بdst آمده قبل اعتماد برای پیش‌بینی تولید رنگدانه نارنجی توسط کشت قارچ موناسکوس پورپورئوس بر ضایعات خرما می‌باشد. نتایج این آزمایش در جدول ۵ آورده شده است.

معرفی شرایط کشت بهینه برای تولید رنگدانه نارنجی مطالعه حاضر نشان داد که مناسب ترین غلظت برای دست-بابی به حداکثر مقدار رنگدانه نارنجی در محیط کشت قارچ موناسکوس پورپورئوس، غلظت قند خرما (۲۰ گرم بر لیتر) همراه با ۶ درصد نمک و pH حدود ۹ است. پارامترهای تخمیر از قبیل مقدار توده زیستی، میزان تبدیل سوبسترا (قند خرما)، راندمان تخمیر (بالاترین میزان رنگدانه به ازای زمان تخمیر) و بازده تولید رنگدانه به ازای توده زیستی در نقطه بهینه به دست آمد (جدول ۴).

اعتبارسنجی

مقادیر به دست آمده از فرایند بهینه‌سازی تولید رنگدانه نارنجی توسط قارچ موناسکوس پورپورئوس برای متغیرهای غلظت قند خرما، نمک و pH به ترتیب ۴۰ گرم بر لیتر، ۶ درصد و ۹ می‌باشد. مقدار پیش‌بینی شده برای متغیر پاسخ

جدول ۵\_ مقادیر پیش بینی شده و تجربی میزان رنگدانه نارنجی در شرایط بهینه

متغیر پاسخ	مقدار پیش بینی شده	مقدار تجربی	مقدار پیش بینی شده
رنگدانه نارنجی	۶/۷	۶/۲۴±۰/۰۵	

میانگین  $\pm$  انحراف استاندارد

همکاران (۲۰۱۱) نشان داد در دمای بهینه ۳۰ درجه سانتی

pH=۶-۸ غالب است و اما pH=۶ رنگدانه قرمز در اسیدی (۲-۴) تولید رنگدانه زرد را پشتیبانی می کند و با افزایش pH به بالاتر از ۵ به شدت کاهش می یابد. رنگدانه نارنجی بدون در نظر گرفتن pH حالت پایدار خود را حفظ می نماید (Mukherjee et al., 2011). چن و جانز (۱۹۹۳) دریافتند که آنکافلاوین توسط موناسکوس پورپورئوس در pH=۴ تولید می شود در حالیکه تولید سایر رنگدانه ها غیر وابسته به pH است. رنگدانه قرمز در pH=۶/۵ تولید می شود در حالیکه تولید رنگدانه نارنجی در pH=۲/۵ روی می دهد (Chen et al., 1993). نتایج نشان می دهند مدل به دست آمده با مقدار عددی ضریب تعیین مناسب به خوبی توانسته است رابطه بین شرایط کشت (غلظت قند خرما، نمک و pH) و میزان رنگدانه را نشان داده و پیش بینی کند. نتایج نشان داد محیط کشت خرما می تواند به عنوان منبع کربن در تولید رنگدانه نارنجی توسط موناسکوس پورپورئوس مورد استفاده قرار گیرد.

### نتیجه گیری

نتایج این تحقیق نشان داد که غلظت قند خرما ۲۰ گرم بر لیتر، نمک ۶ درصد و pH برابر ۹ بهترین شرایط برای تولید رنگدانه نارنجی می باشد. تجزیه و تحلیل نتایج رگرسیون نشان داد اثر خطی pH محیط کشت و اثرات خطی و درجه دوم غلظت قند خرما و درصد نمک، بر تولید رنگدانه نارنجی رابطه معنی داری دارند. همچنین اثرات متقابل غلظت قند خرما-pH و نمک-pH نیز بر رنگدانه نارنجی معنی دار می باشد. نتایج جوزلاوا و همکاران (۱۹۹۶) مشابه نتایج این تحقیق است، آنها پیشنهاد کردند که باید مقدار گلوکز کمتر از ۲۰ گرم بر لیتر نگه داشته شود تا اثر پدیده سریز شدن محیط کشت که در غلظت های بالاتر از ۲۰ گرم بر لیتر اتفاق می افتد جلوگیری شود (Juzlova et al., 1996). پدیده سریز شدن محیط کشت منجر به تبدیل متابولیسم هوایی به بی هوایی حتی در حضور مقادیر بالای اکسیژن می شود (Carvalho et al., 2003). پراجاپاتی و همکاران (۲۰۱۴) مقادیر گلوکز و تریپتون موجود در محیط کشت به ترتیب (۰/۱۱-۰/۱) و (۰/۱۵-۰/۱) درصد و pH ۳-۱۰ را برای بهینه سازی توسط مدل سطح پاسخ انتخاب و گزارش کردند در مقادیر بالای گلوکز و pH قلیایی بالاترین مقدار رنگدانه قرمز و نارنجی به دست می آید (Prajapati et al., 2014). بر همکنش تریپتون و pH نیز وجود داشت و بالاترین مقدار رنگدانه در pH قلیایی و مقادیر پایین تریپتون به دست آمد. تحقیقات بایبیتا و همکاران (۲۰۰۷) نشان داده است افزایش نمک در محیط کشت برای تولید رنگدانه قرمز موثر است (Babitha et al., 2007).

### بحث

نتایج این تحقیق نشان داد که غلظت قند خرما ۲۰ گرم بر لیتر، نمک ۶ درصد و pH برابر ۹ بهترین شرایط برای تولید رنگدانه نارنجی می باشد. تجزیه و تحلیل نتایج رگرسیون نشان داد اثر خطی pH محیط کشت و اثرات خطی و درجه دوم غلظت قند خرما و درصد نمک، بر تولید رنگدانه نارنجی رابطه معنی داری دارند. همچنین اثرات متقابل غلظت قند خرما-pH و نمک-pH نیز بر رنگدانه نارنجی معنی دار می باشد. نتایج جوزلاوا و همکاران (۱۹۹۶) مشابه نتایج این تحقیق است، آنها پیشنهاد کردند که باید مقدار گلوکز کمتر از ۲۰ گرم بر لیتر نگه داشته شود تا اثر پدیده سریز شدن محیط کشت که در غلظت های بالاتر از ۲۰ گرم بر لیتر اتفاق می افتد جلوگیری شود (Juzlova et al., 1996). پدیده سریز شدن محیط کشت منجر به تبدیل متابولیسم هوایی به بی هوایی حتی در حضور مقادیر بالای اکسیژن می شود (Carvalho et al., 2003). پراجاپاتی و همکاران (۲۰۱۴) مقادیر گلوکز و تریپتون موجود در محیط کشت به ترتیب (۰/۱۱-۰/۱) و (۰/۱۵-۰/۱) درصد و pH ۳-۱۰ را برای بهینه سازی توسط مدل سطح پاسخ انتخاب و گزارش کردند در مقادیر بالای گلوکز و pH قلیایی بالاترین مقدار رنگدانه قرمز و نارنجی به دست می آید (Prajapati et al., 2014). بر همکنش تریپتون و pH نیز وجود داشت و بالاترین مقدار رنگدانه در pH قلیایی و مقادیر پایین تریپتون به دست آمد. تحقیقات بایبیتا و همکاران (۲۰۰۷) نشان داده است افزایش نمک در محیط کشت برای تولید رنگدانه قرمز موثر است (Babitha et al., 2007).

7. Feng, Y., Shao, Y., and Chen, F. 2012. *Monascus* pigment. Appl Microbiol Biotechnol. 96:1421–1440
8. Juzlova, P., Martinkova, L., and Kren, V. 1996. Secondary metabolites of the fungus *Monascus*: a review. J Ind Microbiol. 16: 163–170.
9. Mukherjee, G., and Singh, S.K. 2011. Purification and characterization of a new red pigment from *Monascuspurpureus* in submerged fermentation. Process Biochem. 46: 188–192.
10. Prajapati, V., Soni, N., Trivedi, U.C., and Patel, K. 2015. An enhancement of red pigment production by submerged culture of *Monascuspurpureus* MTCC 410 employing statistical methodology. Biocatal Agric Biotechnol. 3:140-145.
11. Silveira, S. T, Daroit, D. J, Sant'Anna, V., and Brandelli, A. 2013. Stability modeling of red pigments produced by *Monascuspurpureus* in submerged cultivations with sugarcane bagasse. Food Bioprocess Technol. 6:1007–1014.
12. Velmurugan, P., Kamala-Kannan, S., Balachandar, V., Lakshmanaperumalsamy, P., Chae, J. C., and Oh, B.T. 2010. Effect of light on growth, intracellular and extracellular pigment production by fivepigment-producing filamentous fungi in synthetic medium. J Biosci Bioengin. 109: 346–350.
13. Zhang, X. W., Wang, J. h., Chen, M. h., and Wang, C. L. 2013. Effect of nitrogen sources on production and photostability of *Monascuspigments* in liquid fermentation. IERI Procedia, 5: 344 – 350.

توانسته است رابطه بین شرایط کشت (غلظت قندخربما، می-تواند به عنوان منبع کربن در تولید رنگدانه نمک و pH) و میزان رنگدانه را نشان داده و پیش‌بینی کند. نتایج نشان داد محیط کشت خرم نارنجی توسط *Monascus* پورپورئوس مورد استفاده قرار گیرد.

## منابع

1. باشی، ف. (۱۳۹۰) بهینه سازی شرایط تولید قارچ *Monascus* پورپورئوس (دما، اجزای محیط کشت، pH و کاربردالیسیتورها) به منظور دسترسی به حداقل بیوماس و رنگیزه، پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد.
2. Babitha, S., R. Soccol, C., and Pandey, A. 2007. Solid-state fermentation for the production of *Monascus* pigments from jackfruit seed. Bioresource Technol. 98: 1554–1560.
3. Carvalho, C., Pandey, A., Babitha, S., and Soccol, C.R. 2003. Production of *Monascus* biopigments: an overview. Agro Food Ind Hi Tech. 14: 37–42.
4. Chen, M., and Johns, M. 1993. Effect of the pH and nitrogen source on pigment production by *Monascuspurpureus*. Enzyme Microb Technol. 16: 584–590.
5. Dominguez-Espinosa, R.M., and Webb, C. 2003. Submerged fermentation in wheat substrates for production of *Monascus* pigments. World J Microbiol Biotechnol. 19: 329–336.
6. Durakl-Velioglu, S., Hakki Boyac, I., Simsek, O., and Gumus, T. 2013. Optimizing a submerged *Monascus* cultivation for production of red pigment with bug damaged wheat using artificial neural networks. Food Sci & Biotechnol. 22: 1639-1648.

## Optimization of the orang pigment production by *monascus purpureus* from date waste using response surface methodology

Bakhshi F<sup>1</sup>, Jahadi M<sup>\*2</sup>

1. M. Sc. Student of the Department of Food Science and Technology, Isfahan (Khorasan)  
Branch, Islamic Azad University, Isfahan, Iran.

2. Assistant Professor of the Department of Food Science and Technology, Isfahan (Khorasan)  
Branch, Islamic Azad University, Isfahan, Iran.

**\*Corresponding author:** m.jahadi@khusif.ac.ir

Received: 22 April 2017

Accepted: 29 November 2017

### Abstract

Pigments produced by *Monascus* spp. can be used as food grade biocolorant and are preferred over the synthetic variants which elicit various adverse effects. *Monascus purpureus* PTCC 5303 has been investigated in the present study for orang pigment production employing submerged fermentation. Central composite design (CCD) of response surface methodology (RSM) was used to optimize the three significant medium components (date sugar concentration (20-60 g/l), salt (6-12%) and pH (6-9)). According to the response surface point prediction analysis, date sugar concentration of 20 g/l, NaCl 6% with 9 pH of medium could give maximum orang pigment yield up to 6.7 OD. Under optimized experimental conditions, a maximum yield of orang pigment, biomass productivity, substrate conversion and productivity of orang pigment production were  $6.24 \pm 0.05$  (OD), 7.2 (g/l), 82 (%) and 5.36 (g/l.day), respectively. From the results of this study, date waste can be used as a low cost substrate for the production of orang pigment in large scale studies.

**Keywords:** Central composite design, Date, *Monascus purpureus*, Response surface methodology.